# **PATENTSCHRIFT**



(12) Ausschli ßungspatent

Erteilt gemäß § 17 Absatz 1
Patentgesetz der DDR
vom 27: 10: 1983
in Übereinstimmung mit den entsprechenden
Festlegungen im Einigungsvertrag

(11) DD 296 075 A5

5(51) C 07 D 295/04 C 07 D 277/04 C 07 D 403/02 C 07 D 409/02 C 12 N 9/99

## **DEUTSCHES PATENTAMT**

In der vom Anmelder eingereichten Fassung veröffentlicht

(21)	DD C 07 D / 331 544 5	. (22)	07.08.89	(44)	21.11.91				
(71)	siehe (73)								
(72)	Neubert, Klaus, Doz. Dr. sc. nat. DiplChem.; Born, Ilona, Dr. rer. nat. DiplChem.; Faust, Jürgen, Dr. rer. nat. DiplChem.; Heins, Jochen, Dr. rer. nat. DiplBiol.; Barth, Alfred, Prof. Dr. sc. nat. DiplChem.; Demuth, Hans-Ulrich, Dr. sc. nat. DiplBiochem.; Rahfeld, Jens U., DiplBiochem.; Steinmetzer, Torsten, Dip Biochem., DE								
(73)	Martin-Luther-Unviersität H	alle-Wittenber	a. Universitätsolata	10 O - 4010 Halla	ne.				
(74)	siehe (73)		g, vo. u. tatopiota	10, 0 ° 4010 Halle,	DE .				
(54)	Verfahren zur Herstellung r	neuer Inhibitore	en der Dipeptidyl P	eptidase IV					

(55) Inhibitoren; Dipeptidyl Peptidase IV; Aminosaurederivate; heterocyclische Amidstruktur; Herstellung; kompetitive Hemmung; Therapeutika; Medizin; Immunbiochemie; pharmazeutische Industrie (57) Die Erfindung bezieht sich auf ein Verfahren zur Herstellung neuer Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV auf der Basis spezieller Aminosaurederivate mit heterocyclischer Amidstruktur, die die katalytische Aktivität des Enzyms in gereinigter Form als auch in normalen oder pathologisch veränderten menschlichen und tierischen Seren, in Organen, Geweben und Zellen menschlicher, tierischer, pflanzlicher und mikrobieller Herkunft sowohl in vivo als auch in vitro kompetitiv hemmen und als potentielle Therapeutika in Bereichen der durch die Dipeptidyl Peptidase IV regulativ gesteuerten Stoffwechselprozesse zur Anwendung kommen. Die Erfindung ist zur Anwendung in der Medizin, insbesondere in der Immunbiologie und Pathologie und für die pharmazeutische Industrie von Bedeutung.

ISSN 0433-6461

7 Seiter.

#### Patentanspruch:

 Verfahren zur Herstellung neuer Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV, gekennzeichnet dadurch, daß Aminosäureamide der allgemeinen Formel I

A–B . (I)

synthetisiert werden, worin A und B wie folgt definiert sind:

A = α-Aminocarbonsäure der Struktur H<sub>2</sub>N-CHR-COOH (R = aliphatischer, aromatischer oder heterocyclischer Rest, beispielsweise Alanin, Valin, Leucin, Serin, Threonin, Cystein, Methionin, Prolin, Lysin, Arginin, Histidin, Glutaminsäure, Glutamin, Asparaginsäure, Asparagin, Phenylalanin, Tyrosin, Tryptophan, Norvalin, Norleucin, Ornithin, 2,4-Diaminobuttersäure, α-Aminobuttersäure, vorzugsweise Isoleucin- jeweils in der L-Konfiguration, α-Aminoisobuttersäure, im Falle der trifunktionellen Aminosäuren auch die entsprechenden N<sup>ω</sup>- oder C<sup>ω</sup>- oder O- bzw. S-substituierten Derivate in der L-Konfiguration, vorzugsweise N<sup>ω</sup>-Acyl, C<sup>ω</sup>- bzw. O-Benzyl-Aminosäuren, beispielsweise N<sup>ε</sup>-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-L-Lysin, O-Benzyl-L-Serin, O-Benzyl-L-Tyrosin, L-Glutaminsäure-γ-benzylester, L-Asparaginsäure-β-benzylester sowie entsprechende, insbesondere durch Halogen, Nitro-, Hydroxy-, niedere lineare oder verzweigte Alkyl- bzw. Alkoxy-Reste ringsubstituierte Derivate des L-Phenylalanins, L-Tyrosins, L-Tryptophans, vorzugsweise 4-Nitro-L-Phenylalanin bzw. α-Iminocarbonsäuren

-CH-COOH mit n = 2,3,4 beispielsweise L-Azetidin-2-carbonsäure, der Struktur HN-L-Prolin, L-Pipecolinsäure, verwandte Verbindungen wie L-3,4-Dehydroprolin, L-Thioprolin sowie die entsprechenden durch Halogen-, Nitro-, Hydroxy-, Cyano-, niedere lineare oder verzweigte Alkyl-bzw. Alkoxyreste substituierten Derivate, beispielsweise L-4-Hydroxyprolin. B = spezielle heterocyclische Amine oder heterocyclische Aminaldehyde: Pyrrolin, Thiazolin, Piperidin, Morpholin, Pyrazolin, Pyrazolidin, Piperazin, Oxazolin, Oxazolidin, Imidazolin, Imidazolidin, Azetidin, Aziridin vorzugsweise Pyrrolidin, Thiazolidin, L-Prolinal, L-Thioprolinal, sowie die entsprechenden durch Halogen-, Nitro- bzw. Alkylreste substituierten Derivate und ihre Darstellung ausgehend von X-A-Y bzw. X-A(Z)-Y (im Falle einer trifunktionellen Aminosäure für A) durch Umsetzung mit B, worin A und B wie oben definiert sind, X für eine in der Peptidchemie gebräuchliche a-Aminoschutzgruppe, vorzugsweise der tert. Butyloxycarbonyl-Rest steht, Z in Abhängigkeit von der Struktur der trifunktionellen Aminosäure eine gebräuchliche Seitenkettenschutzgruppe, bevorzugt vom tert. Butyl-Typ (tert. Butyloxycarbonyl, tert. Butylester, O- oder S-tert. Butyl) darstellt, und Y Hydroxy, Aktivester, bevorzugt Pentafluorphenyl bzw. N-Hydroxysuccinimidester bedeutet nach den in der Peptidchemie üblichen Methoden zur Knüpfung der Amidbindung, vorzugsweise über die Mischanhydridtechnik bzw. die Aktivestermethode erfolgt und anschließend die für X und Z eingesetzten Schutzgruppen mit den in der Peptidchemie üblichen Deblockierungsverfahren für die oben genannten Schutzgruppen vom tert. Butyl-Typ durch Acidoly:e entfernt und falls erforderlich durch Umkristallisation bzw. durch Säulenchromatographie an Lephadex G 10 oder schwach saurem Ionenaustauscher gereinigt werden.

2. Verfahren zur Herstellung neuer Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV nach Anspruch 1, gekennzeichnet dadurch, daß die Aminosäurederivate

lle-pyrrolidid,

lle-thiazolidid,

lle-prolinal,

lle-thioprolinal,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-pyrrolidid,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-thiazolidid,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-prolinal

N°-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-thioprolinal.

hinsichtlich ihrer inhibitorischen Wirkpotenz bevorzugte Verbindungen darstellen.

3. Verfahren zur Herstellung neuer Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV nach Anspruch 1 und 2, gekennzeichn t dadurch, daß diese und/oder deren pharmazeutisch annehmbare Salze die katalytische Aktivität des Enzyms in gereinigter Form als auch in normalen oder pathologisch veränderten menschlichen und tierischen Organen, Geweben und Zellen menschlicher, tierischer, pflanzlicher und mikrobieller Herkunft sowohl in vivo als auch in vitro hemmen und als potentielle Therapeutika in Bereichen der durch die Dipeptidyl Peptidase IV regulativ gesteuerten Stoffwechselprozesse für die Medizin von Bedeutung sind.

### Anwendungsgebiet der Erfindung

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung neuer Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV (DPIV) auf der Basis spezieller Aminosäurederivate mit heterocyclischer Amidstruktur. Die erfindungsgemäßen Verbindungen hemmen die katalytische Aktivität der Dipeptidyl Peptidase IV kompetitiv und können als reversible DD IV-Inhibitoren im Bereich medizinisch-biologischer Prozesse, an denen das Enzym funktionell beteiligt ist, als potentielle Diagnostika bzw. Therapeutika zur Anwendung kommen. Die Erfindung ist zur Anwendung in der Human- und Veterinärmedizin, Pathobiochemie, Pharmakologie, Immunbiochemie und für die pharmazeutische Industrie geeignet.

## Charakteristika des bekannten Standes der Technik

Die Dipeptidyl Peptidase IV ist ein im Säugerorganismus ubiquitär vorkommendes Enzym. Sie ist eine Serinprotease mit ausgeprägter Substratspezifität, die konsekutiv vom N-terminalen Ende einer Peptid- oder Proteinkette Dipeptide der Struktur X<sub>ee</sub>-Pro und X<sub>ee</sub>-Ala abspaltet, vorausgesetzt in dritter Position der Sequenz befinden sich keine Prolin- oder Hydroxyprolin-Reste (vgl. Küllertz et al., Dipeptidyl Peptidase IV - Chemie, Biochemie und physiologische Aspekte, Beiträge zur Wirkstofforschung Heft 11, Akademie-Industrie-Komplex Arzneimittelforschung 1981). Neuere Befunde zeigen, daß die Dipeptidyl Peptidase IV ein physiologisch-biochemisch relevantes Enzym zu sein scheint, das an einer Reihe von Stoffwechselprozessen, u.a. der Blutdruckregulation, Blutgerinnung und Proliferationsprozessen funktionell beteiligt ist (vgl. G. Küllertz et al., Dipeptidyl Peptidase IV-Biochemie, Physiologie und Pathobiochemie, Beiträge zur Wirkstofforschung, Heft 27, Akademie-Industrie-Komplex Arzneimittelforschung 1986). Bekannt ist, daß X<sub>se</sub>-Pro- bzw. X<sub>se</sub>-Ala-Dipeptide als kompetitive !nhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV wirksam sind, wobei ihre inhibitorische Wirkpotenz von der Struktur des N-terminalen Aminosäure X₀ abhängig ist. Insgesamt gesehen ist aber ihre inhibitorische Wirksamkeit nicht stark ausgeprägt (H.U. Demuth, Dissertation A, Math.-Nat. Fakultät der Universität Halle 1981). Darüber hinaus wurden kürzlich irreversible Inhibitoren (Acylenzyminhibitoren) für die Dipeptidyl Peptidase IV vom Dipeptidyl-O-Aroyl-hydroxylamin-Typ beschrieben (vgl. H. U. Demuth et al., J. Enzyme Inhibition [1988], 2, 129). Bei solchen Inhibitoren sind toxikologische Bedenken bei In-vivo-Untersuchungen nicht auszuschließen. Außerdem ist im Falle eines therapeutischen Einsatzes von DP IV-Inhibitoren der reversiblen Hemmung von Enzymaktivitäten der Vorzug zu geben.

#### Ziel der Erfindung

Das Ziel der Erfindung besteht darin, einfach herstellbare, hochwirksame reversible Inhibitoren für die Dipeptidyl Peptidase IV auf der Basis spezieller Aminosäurederivate mit heterocyclischer Amidstruktur zur Verfügung zu stellen, die als gut verträgliche Substanzen sowohl in vitro als auch in vivo die katalytische Aktivität der DP IV kompetitiv hemmen, wobei zweckgebunden in Abhängigkeit von der Molekülstruktur eine graduelle Abstufung ihrer inhibitorischen Potenz erreicht werden kann und die bevorzugt in der Medizin, sowohl im Bereich der Diagnostik als auch in der Therapie von Bedeutung sein könnten.

#### Darlegung den Wesens der Erfindung

Der Erfindung liegt die Aufgabe zugrunde, neue Inhibitoren für die Dipeptidyl Peptidase IV vom Aminosäureamid-Typ zu entwickeln, die reversibel die katalytische Aktivität der DP IV hemmen und sich durch folgende Vorteile auszeichnen:

- 1. Einfache Molekülstruktur
- 2. Einfache und damit kostengünstige Herstellung
- 3. Gezielte Modulierung der inhibitorischen Wirkpotenz durch Strukturmodifikation
- 4. Günstige physikalisch-chemische Parameter im Sinne einer hohen Penetrierfähigkeit
- 5. Hohe Bioverfügbarkeit am Wirkort

Die Aufgabe wird dadurch gelöst, daß Aminosäureamide der allgemeinen Formel I

A-B (I)

synthetisiert werden, worin A und B wie folgt definiert sind:
A = α-Aminocarbonsäure der Struktur H₂N-CHR-COOH (R-aliphatischer, aromatischer oder heterocyclischer Rest):
beispielsweise Alanin, Valin, Leucin, Serin, Threonin, Cystein, Methionin, Prolin, Lysin, Arginin, Histidin, Glutaminsäure,
Glutamin, Asparaginsäure, Asparagin, Phenylalanin, Tyrosin, Tryptophan, Norvalin, Norleucin, Ornithin,
2,4-Diaminobuttersäure, α-Aminobuttersäure, vorzugsweise Isoleucin- jeweils in der L-Konfiguration, α-Aminoisobuttersäure, im

Falle der trifunktionellen Aminosäuren auch die Intsprechenden No-oder Co- der O- bzw. S-substituierten Derivate in der L-Konfiguration, vorzugsweise No-Acyl-, Co- bzw. O-Benzyl-Aminosäuren, beispielsweise No-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-L-Lysin, O-Benzyl-L-Serin, O-Benzyl-L-Tyrosin, L-Glutaminsäure-γ-benzylester, L-Asparaginsäure-β-benzylester sowie entsprechende, insbesondere durch Halogen-, Nitro-, Hydroxy-, niedere lineare oder verzweigte Alkyl- bzw. Alkoxy-Reste ringsubstituierte Derivate des L-Phenylalanins, L-Tyrosins, L-Tryptophans, vorzugsweise 4-Nitro-L-Phenylalanin, bzw. α-Iminocarbonsäuren der Struktur

mit n = 2,3,4, beispielsweise L-Azetidin-2-carbonsäure, L-Prolin, L-Pipecolinsäure, verwandte Verbindungen, wie L-3,4-Dehydroprolin, L-Thioprolin sowie die entsprechenden durch Halogen-, Nitro-, Hydroxy-, Cyano-, niedere lineare oder verzweigte Alkyl bzw. Alkoxyreste substituierten Derivate, beispielsweise L-4-Hydroxyprolin.

B = spezielle heterocyclische Amine oder heterocyclische Aminaldehyde: Pyrrolin, Thiazolin, Piperidin, Morpholin, Pyrazolin, Pyrazolidin, Piperazin, Oxazolin, Oxazolidin, Imidazolidin, Azetidin, Aziridin, vorzugsweise Pyrrolidin, Thiazolidin, L-Prolinal, L-Thioprolinal, sowie die entsprechenden durch Halogen-, Nitro- bzw. Alkylreste substituierten Derivate. Einige als DP IV-Inhibitoren bevorzugte erfindungsgemäße Verbindungen sind die Aminosäurederivate:

lle-pyrrolidid,

lle-thiazolidid,

lle-prolinal,

lle-thioprolinal,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-pyrrolidid,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-thiazolidid,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-prolinal,

Nº-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-Lys-thioprolinal.

Die Darstellung der erfindungsgemäßen Aminosäureamide als reversible Inhibitoren der DP IV erfolgt ausgehend von X-A-Y bzw. X-A(Z)-Y (im Falle einer trifunktionellen Aminosäure für A) durch Umsetzung mit B, worin A und B wie zuvor definiert sind, X für eine in der Peptidschicht gebräuchliche a-Aminoschutzgruppe steht (vgl. E. Wünsch, Synthese von Peptiden in Houben Weyl Band 15/I, Methoden der organischen Chemie, Ed. E. Müller, Georg-Thieme-Verlag Stuttgart 1974), vorzugsweise ein tert. Butyloxycarbonyl-Rest, Z in Abhängigkeit von der Natur der trifunktionellen Aminosäure eine gebräuchliche Seitenkettenschutzgruppe darstellt, bevorzugt vom tert. Butyl-Typ, d. h. für den Schutz der N°-Aminofunktion kommt der tert. Butyloxycarbonyl-Rest, für die Blockierung der aständigen Carboxygruppen der tert. Butylester und für Hydroxy-bzw. Thiolfunktionen der tert. Butyl-Rest zum Einsatz und Y Hydroxy, Aktivester, bevorzugt Pentafluorphenyl-bzw. N-Hydroxysuccinimidester bedeutet, nach den in der Peptidchemie üblichen Methoden zur Knüpfung der Amidbindung nämlich N,N-Dicyclohexylcarbodiimid, N,N-Dicyclohexylcarbodiimid/Additiva (bevorzugt 1-Hydroxybenzotriazol), aktivierte Ester, Mischanhydrid, Säurechlörid (vgl. E. Wünsch s. o.) oder 2-(1 H-Benzotriazol-1-yl-)-1,1,3,3-tetramethyluroniumsalze (vgl. R. Knorr et al., Abstracts 20th Europ. Peptide Symposium Tübingen 1988) bzw. Benzotriazol-1-yl-oxytris(dimethylamino)phosphoniumsalze (vgl. A. Fournier et al., Int. I. Peptide Protein Res., 1988, 31, 86) zu den geschützten Aminosäureamiden der allgemeinen Formel II und III

X-A-B (II

mit A, B, X, Z in der obigen Definition.

Vorzugsweise erfolgte die Knüpfung der Amidbindung zwischen A und B über die Mischanhydridtechnik bzw. die Aktivestermethode, wobei bevorzugt N-Hydroxysuccinimid- oder Pentafluorphenylester zum Einsatz kommen. Die erhaltenen geschützten Aminosäureamide der allgemeinen Formel II und III können, falls erforderlich, durch Umkristallisation bzw. durch Säulenchromatographie an Kieselgel oder LH-20 gereinigt werden. Nach gleichzeitiger oder nacheinander geschalteter Abspaltung der für X und Z eingesetzten Schutzgruppen mit den in der Peptidchemie üblichen Deblockierungsverfahren (vgl. E. Wünsch s.o.) für die genannten bevorzugten Schutzgruppen tert. Butyloxycarbonyl, tert. Butylester, tert. Butyl durch Acidolyse (u.a. mittels HCI/Essigsäure; HCI/Essigester; HCI/Dioxan; Trifluoressigsäure gegebenenfalls in Gegenwart von Kationenfängern) erhält man die gewünschten Aminosäureamide der allgemeinen Formel I, die, falls erforderlich, durch Umkristallisation bzw. durch Säulenchromatographie an Sephadex G 10 oder an schwach sauren Ionenaustauschern gereinigt werden können.

Die erfindungsgemäß erhaltenen Aminosäurederivate mit heterocyclischer Amidstruktur gemäß Formel I und/oder deren pharmazeutisch annehmbare Salze können als reversible Inhibitoren der Dipeptidyl Peptidase IV die katalytische Aktivität des Enzyms in gereinigter Form als auch in normalen oder pathologisch veränderten menschlichen und tierischen Seren, in Organen, Geweben und Zellen menschlicher, tierischer, pflanzlicher und mikrobieller Herkunft sowohl in vivo als auch in vitro hemmen und als potentielle Therapeutika in Bereichen, der durch die Dipeptidyl Peptidase IV regulativ gesteuerten Stoffwechselprozesse, vorzugsweise im Rahmen der Blutdruckregulation, der Blutgerinnung, der Zellproliferation, aber auch im Processing biologisch aktiver prolinhaltiger Peptide zur Anwendung kommen.

Die Erfindung soll anhand von Ausführungsbeispielen näher erklärt werden, ohne sie einzuschränken.

#### Ausführungsbeispiele

Es werden folgende Abkürzungen verwendet:

Aminosäuresymbole entsprechend IUPAC-IUB Joint Commission on Biochemical Nomenclature, Biochem. J., 219, 345 (1984).

SPro

L-Thioprolin (L-Thiazelidin-4-carbonsaure)

**AcOH** 

Essiosäure

Вос

tert. Butyloxycarbonyl

CAIBE

Chlorkohlensäureisobutylester

DC

Dünnschichtehromatogramm, -chromatographisch

DPIV

Dipeptidyl Peptidase IV

d. Th. EE

der Theorie

**EtOH** 

Essigsäureethylester Ethanol

Fp h i. Vak

Schmelzpunkt Stunde(n) im Vakuum

LM MeOH Min.

Lösungsmittel Methanol Minuten

NEM OPfp

N-Ethylmorpholin Pentafluorphenylester\*

pNA RT . 4-Nitroanilid Raumtemperatur

SC TEA Säulenchromatographie, -chromatographisch

THE

Triethylamin Tetrahydrofuran

Z(NO<sub>2</sub>)

4-Nitrobenzyloxycarbonyl

Unter "üblicher Aufarbeitung" versteht man:

Nach beendeter Kupplungsreaktion wird das jeweilige Rohprodukt in Essigester aufgenommen und die Lösung nacheinander zweimal mit Wasser (NaCl-gesättigt), dreimal mit 5%iger KHSO4-Lösung, zweimal mit Wasser, dreimal mit gesättigter Natriumhydrogencarbonatlösung und dreimal mit Wasser gewaschen. Die organische Phase wird über iva SO4 getrocknet und das Rohprodukt durch Abdampfen des Lösungsmittels im Vakuum isoliert.

Folgende Laufmittelssysteme (in Volumenanteilen) zur Dünnschichtchromatographie auf Silicagel-Fertigplatten (Silufol UV 254, CSSR) wurden verwendet:

BAE	Benzen-Aceton-Essigsäure	70 + 30 + 1,5
BAW	2-Butanol-Ameisensäure-Wasser	75 + 15 + 20
BEWE	1-Butanol-Essigsäure-Wasser-Essigester	20 + 20 + 20 + 20
BPEW	1-Butanol-Pyridin-Essigsäure-Wasser	30 + 20 + 6 + 24
CM	Chloroform-Methanol	90 + 10
EPEW	Essigester-Pyridin-Essigsäure-Wasser	90 + 15 + 4.5 + 2.3

Zur Ermittlung der inhibitorischen Aktivität der erfindungsgemäß synthetisierten DP IV-Inhibitoren wurden die Ki-Werte durch Auftragung nach Dixon (in: J. Lasch, Enzymkinetik, Fischer-VLG. Jena 1987) 1/vi gegen [I] aus dem Schnittpunkt von mindestens 3 Geraden ermittelt.

vi – gemessene Initialgeschwindigkeit der DP IV-katalysierten Hydrolyse des Substrates Ala-Pro-pNA

[I] - Konzentration des als DP IV-Inhibitor untersuchten Aminosäureamides im Meßansatz

Die Messungen wurden bei pH6,3 in 0,04 M Phosphatpuffer durchgeführt. Die Ionenstärke betrug 0,125, eingestellt mit Kaliumchlorid. Die Temperatur des Meßansatzes betrug 30°C Die Bestimmung des Wertes für vi wurde bei jeder Substrat- und Inhibitorkonzentration 3fach durchgeführt.

#### Beispiel I

N°-4-Nitrobenzyloxycarbonyl-L-Lysin-pyrrolidid · h /drochlorid (H-Lys[Z(NO<sub>2</sub>)]-N · HCI)

2,95g Boc-Lys[Z(NO<sub>2</sub>)]-OH wurden in 30ml THF gelöst und bei -15°C mit 880 µl NEM und 900 µl CAIBE versetzt, Nach 6 Min. würden 573 µl Pyrrolidin bei -15°C zugegeben. Man ließ 1 h bei -15°C und über Nacht bei RT rühren. Die Aufarbeitung erfolgte wie üblich. Das nach Trocknen i. Vak. erhaltene amorphe Boc-Lys[Z(NO2)]-N wurde in 20 ml 1,1 N HCI/AcOH gelöst und

30 Min. bei RT gelassen. Das Produkt wurde mit Ether ausgefällt und anschließend aus MeOH/Ether umkristallisiert. Die weitere Reinigung erfolgte SC an Sephadex G 10 mit 0,1 M AcOH als Elutionsmittel.

## Ausbeute:

Fp: 157-160°C

[a]20:  $+9,67^{\circ}(c=1,AcOH)$ 

DC: einheitlich in BAW, BEWE und BPEW

 $(3,46 \pm 0,5) \cdot 10^{-7} M$ 

L-Valin	ol (1					
	-pyrrolidid · hy	rdrochlorid (H-Val-N	· HCI)	•		*.
1,086g 413µl F	Boc-Val-OH v yrr lidin zu ur	vurden in 20 ml EE gelöst und nd ließ 1 h bei –20°C und über	bei –20°C mit 640 µ Nacht bei RT rühre	I NEM und 650μl CA n. Die Aufarbeitung	NBE versetzt. Na erfolgte wie übli	ch 8Min. fügt man ch. Das ölig
Boc-Va	al-N	vurde bei RT 30 Min. mit 3 N H	CI/FF behandelt Na	ch Finengen des I M	l i Vak krietalliei	erte das Produkt su-
	EE in farblosen		J., C.C. DOITG. 1.CO.	ar emongon dos er	· ·· · · · · · · · · · · · · · · · · ·	cito dasi iodaki aus
Lionit		620 mg (60,3 % d. Th.)				•
	Fp:	178–180°C		•		•
	[a]20:	+33,93° (c = 1, AcOH)			·	
	DC:	einheitlich in BAW, BEWE u	nd BPEW			
•	Ki:	$(4,75 \pm 0,7) \cdot 10^{-7} M$	•		•	•
Beispi	el III			·		•
L-Isole	ucin-pyrrolidid	l · hydrochlorid (H–lle–N	· HCI)			
1,98g (	Boc-lle-OPfp v	vurden in 15 ml THF gelöst und ch Abziehen des LM i. Vak. wur	–   bei 0°C mit 450 μl P de der Rückstand in	yrrolidin und 280 µl 7 EE aufgenommen u	rEA versetzt. Mar nd mit H₂O, KHS0	n ließ 1 h bei 0°C und D₄-Lösung und H₂O
gewas	chen und über	Na₂SO₄ getrocknet. Der EE w	urde i. Vak. abgezog	en und das ölige Bo	c-lle-N	30Min. bei RT mit
		behandelt. Das Produkt wurd		_	· · ·	
		nließend aus Isopropanol/Diis			igi, iiii Casikkatoi	aber Kon und F2O5
	Fp:	179–184°C				•
	[a] <sup>20</sup> :	+29,31° (c = 1, AcOH)				•
	DC:	einheitlich in BAW, BEWE u	ind BPEW			•
	Ki:	$(2,43 \pm 0,1) * 10^{-7} M$	,		-	
Beispi	el IV					
I -Thio	néalin-nyrralic	lid : hydrochlorid				
		- Injuriociliona	•			
	Boc-SPro-N			f 0000 D71		ESS 1405 104105
		H wurden in 10 ml THF gelöst fügte man bei −20°C 443 µl Py				
		ch wurde i. Vak. eingeengt, de				
		en Rückstandes mit n-Hexan s			· · · ·	
		: 416 mg (38 % d. Th.)		-		
•	Fp:	108–109°C		**	•	
	[a] <sub>b</sub> <sup>26</sup> :	$-154,2^{\circ}$ (c = 0,62, AcOH)	•			
	DC:	einheitlich in BAE, CM, EPE	W	•	•	
,		·		<i>:</i>		
IV. 2. 1	H_SPro_N 🤇	HCI				
265 m	g Boc-SPro-N	wurden in 3ml 1,1Nl	HCI/AcOHidaläst m	it 200 ul Thioanical s	versetat und 2014	lin hai PT
			_			
	_	chließend engte man i. Vak. ei : 182 mg (88 % d. Th.)	n, versetzte den Kuc	kstand mit Ether und	d kristallisierte au	is CHCl <sub>3</sub> /Ether um.
stene	Ausbeute					
sterie	En.		·			
stene	Fp:	164–166°C	•	•		
stene	[a]26:	164-166°C -122,7°(c = 0,62; AcCH)	RPEW		٠.	
stene	[a]2 <sup>6</sup> : DC:	164–166°C -122,7° (c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE,	BPEW		• •	
stene	[a]26:	164-166°C -122,7°(c = 0,62; AcCH)	BPEW			
Stene:	[a]¿c: DC: Ki:	164–166°C -122,7° (c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE,	BPEW			
Beisp	[a]å <sup>8</sup> : DC: Ki: ie <b>l V</b>	164–166°C –122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) •10 <sup>-5</sup> M	BPEW			
Beisp	[a]å <sup>8</sup> : DC: Ki: ie <b>l V</b>	164–166°C -122,7° (c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE,	BPEW			
Beisp L-Isol	[a]å <sup>8</sup> : DC: Ki: ie <b>l V</b>	164–166°C –122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) •10 <sup>-5</sup> M	BPEW			
Beisp L-Isol V.1. I	[a]2 <sup>6</sup> : DC: Ki: iel V eucin-thiazolid Boc-lie-N	164–166°C –122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S		ihren mit 1 27 ml NF	M und 1 3 ml CA	IRF versetzt Nach
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31g	[a]26: DC: Ki: iel V eucin-thiazolid Boc-lle-N	164–166°C –122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S ]	l bei −20°C unter Rü			
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31 g 8 Min	[a]26: DC: Ki: iel V eucin-thiazolid Boc-lie-N Boc-lie-OH w . fügte man bei	164–166°C  –122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S ] rurden in 10ml THF gelöst und –20°C 1,26g Thiazolidin-hydr	l bei —20°C unter Rü ochlorid und weitere	1,27ml NEM hinzu, l	ieß das Reaktions	gemisch noch 1h bei
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31g 8 Min -20°	[a]26: DC: Ki:  iel V  eucin-thiazolid  Boc-lle-N Boc-lle-OH w fügte man bei C 1,26g Thiazo	164–166°C  -122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S ] rurden in 10ml THF gelöst und -20°C 1,26g Thiazolidin-hydr	I bei —20°C unter Rü ochlorid und weitere e 1,27 ml NEM hinzu	1,27 ml NEM hinzu, l , ließ das Reaktions	ieß das Reaktions gemisch noch 11	gemisch noch 1 h bei n bei –20°C und über
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31 g 8 Min -20°( Nach	[a]26: DC: Ki:  iel V  eucin-thiazolid  Boc-lle-N  Boc-lle-OH w  fügte man bei C 1,26g Thiazol t bei RT rühren	164–166°C  -122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S ] rurden in 10ml THF gelöst und -20°C 1,26g Thiazolidin-hydr lidin-hydrochlorid und weiter Danach wurde der Ansatz i. N	I bei –20°C unter Rü ochlorid und weitere e 1,27 ml NEM hinzu Vak. eingeengt, der l	1,27ml NEM hinzu, l , ließ das Reaktions Rückstand in EE aufg	ieß das Reaktions gemisch noch 11 genommen und	gemisch noch 1 h bei n bei –20°C und über wie üblich
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31 g 8 Min -20°( Nach	[a]26: DC: Ki:  iel V  eucin-thiazolid  Boc-lle-N  Boc-lle-OH w  fügte man bei C 1,26g Thiazolt bei RT rühren earbeitet. Der ö	164–166°C  -122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S ] rurden in 10ml THF gelöst und -20°C 1,26g Thiazolidin-hydr lidin-hydrochlorid und weiter . Danach wurde der Ansatz i. N lige Rückstand wurde durch F	I bei –20°C unter Rü ochlorid und weitere e 1,27 ml NEM hinzu Vak. eingeengt, der l	1,27ml NEM hinzu, l , ließ das Reaktions Rückstand in EE aufg	ieß das Reaktions gemisch noch 11 genommen und	gemisch noch 1 h bei n bei –20°C und über wie üblich
Beisp L-Isol V.1. 1 2,31 g 8 Min -20°( Nach	[a]26: DC: Ki:  iel V  eucin-thiazolid  Boc-lle-N  Boc-lle-OH w  fügte man bei C 1,26g Thiazolt bei RT rühren earbeitet. Der ö	164–166°C  -122,7°(c = 0,62; AcOH) einheitlich in BAW, BEWE, (3,95 ± 0,4) • 10 <sup>-5</sup> M  lid • hydrochlorid S J rurden in 10ml THF gelöst und -20°C 1,26g Thiazolidin-hydr lidin-hydrochlorid und weiter . Danach wurde der Ansatz i. \ lige Rückstand wurde durch F e: 952 mg (31 % d. Th.)	I bei –20°C unter Rü ochlorid und weitere e 1,27 ml NEM hinzu Vak. eingeengt, der l	1,27ml NEM hinzu, l , ließ das Reaktions Rückstand in EE aufg	ieß das Reaktions gemisch noch 11 genommen und	gemisch noch 1 h bei n bei –20°C und über wie üblich

V.2. H-IIe-N

790 mg Boc-lle-thiaz 'lidid wurden in 8 ml 1,1 N HCI/AcOH gelöst, mit 800 µl Thioanisol versetzt und 30 Min. bei RT stehengelassen. Danach wurde der Ansatz i. Vak. eingeengt und das Produkt mit Ether ausgefällt.

Ausbeute: 584 mg (94 % d. Th.)

Fp: 116–120 °C

[a]<sub>0</sub><sup>26</sup>: +18,6° (c = 0,77, AcOH)

DC: einheitlich in BPEW, BEWE, BAW

Ki: (1,23 ± 0,2) •10<sup>-7</sup> M